

## **(54) In vitro process for the production of a homologue heart valve or vascular prosthesis**

### **(57) Abstract**

1 paragraph intro

According to the process disclosed in this patent it is possible to produce Heart Valves and blood vessels. They, more precisely their wall, consist mainly of an inner layer of conjunctive tissue and an outer layer of endothelial cells. Thus they have an analogous structure to natural heart valves and vessels. The disadvantages of the currently known heart valve or vascular prostheses are removed using the heart valve or vascular prosthesis according to this patent.

[0009] There is an important deficit of suitable donor vessels in all areas of blood vessel surgery. A substitute made out of the patients own tissue with a living structure that has the potential to grow and repair and supports the haemodynamic properties of the body would present the ideal solution.

[0010] The purpose of the invention is to provide with a process of production of artificial homologue heart valves and a process of production of blood vessels. These prostheses can withstand the in vivo flow dynamic.

[0011] According to the invention the task to provide with a in vitro method of preparation of a homologue heart valve or homologue blood vessel is divided in the following steps:

- Provide a bio-degradable scaffold
- Colonization of the scaffold with homologue fibroblasts and/or Myofibroblasts of the formation of an extracellular matrix
- Colonization of the scaffold/matrix with endothelial cells
- Integration of the scaffold /matrix in the pulse flow chamber, in which they can be subdued to increasing flow rates and/or pressure and
- Continuous or discontinuous increase of the flow rates and/or pressure

[0012] The invention provides a method that allows the production of functional, living homologue heart valves and homologue blood vessels that are suitable for implantation into human patients, because it has a special connective tissue structure with nature-near collagen, elastin and GAG content. The method shall be explained in detail:

[0013] The term, support, is a acellular structure, composed either of synthetic fibers or of an acellular connective tissue scaffold, as described below. Matrix is a connective tissue structure that contains, in addition to Fibroblasts and Myofibroblasts, the typical ingredients of an extracellular matrix such as collagen, elastin and GAG. The structures called matrix do typically not contain any more scaffold material. States between scaffold and matrix are

described using the term scaffold/matrix . Living describes a vital cell tissue with the ability to grow, repair and production of extracellular matrix proteins.

[0014]In order to prepare the invention a biodegradable scaffold has to be provided. The material should be stable for some time to allow a sufficient colonization / penetration with fibroblasts and/or Myofibroblasts in order to obtain the production of an extracellular matrix, on the other hand the material should be degraded in an acceptable short time, shorter than the time necessary to produce the homologue heart valve or vascular prosthesis. Degradation occurs biological (hydrolytic). It is preferable that the degradation starts after 8 days and is terminated after 4 to 6 weeks.

[0020] The cells can be extracted from blood vessel fragments (see Zünd et al. Eur. J. Cardiothorac. Surg. 13,160,1998) method is explant. Separation by FACS or with immunomagnetic beads.

[0021]the fibroblast cultures are mixed (Fibroblasts and Myofibroblasts). Preferred is a content of more than 75% Fibroblasts.

### **Figures:**

Figure 1 a is showing a support for a heart valve prosthesis made out of a polymer. The support is subsequently colonized by fibroblasts/myofibroblasts and endothelial cells. Figure 1 b shows the matrix/scaffold after colonization and 1 week of incubation in the pulsating flow chamber, Figure 1 c shows the same valve prosthesis after 2 weeks in the pulsating flow chamber.

Figure 2 shows the bioreactor including the pulsating flow chamber in cut view.

Figure 3 shows the whole construction with integrated bioreactor.

Figure 4 shows the whole construction with integrated parallel tube circuit systems for the construction of blood vessel prostheses.

Figure 5 shows the parallel tube circuit systems with one tube having sewn in a vessel like support/matrix. The liquid flows from the upper (near the sewing line) Y-connector to the lower one.

Figure 6 shows the vessel like support put onto a cylinder before colonization with cells.

Figure 7 shows the cut through the support shown in Figure 6.

Figure 2 shows a bioreactor 1 in a cut view. The vertical symmetrical axis shown in Figure 2 is an axis of rotatory symmetry to the bioreactor (in most aspects). The bioreactor is a so called compact bioreactor: I one of the preferred embodiments the outer diameter in radial direction is approximately 15,5 cm and the height is approximately 16,8 cm. Deviations in height as well in outer radial diameter can be achieved. The bioreactor can be used in standard cell incubators.

**Table for vessel prostheses (Gefäßprothesen)**

time	Vascular prostheses					
	Flow rate ml/min		Pulse/min		Systemic pressure mmHg	
	Range	Preferred	Range	Preferred	Range	Preferred
Day 1 and 2	30-100	50	5-20	10	10-30	20
Day 3 and 4	70-150	100	5-20	10	10-30	20
Day 5 and 6	150-250	200	10-30	20	20-40	30
Day 7 and 8	200-400	300	20-40	30	20-60	40
Day 9 and 10	300-500	400	30-50	40	20-100	60
Day 11 and 12	400-600	500	35-120	50-60	20-120	80
Day 13 and 14	800-1500	1000	40-180	60-80	20-240	120

[0054] in one of the embodiments of the invention the systemic pressure in the pulsatile flow chamber is calibrated to 10 to 240 mmHg. Preferred is a systemic pressure of 60 to 140, especially 80 to 120mmHg.

[0056] The heart valves and vessels according to the invention contain an inner connective tissue structure including Fibroblasts, Myofibroblasts and the most parts of normal extracellular matrix, namely collagen, elastin and GAG. On the contrary to prior attempts to make for example heart valves by tissue engineering, the valves according to this invention contain a percentage of collagen (43-53%) elastin (11-13%) and GAG resembling the content in native valve or valve membrane.

### **Example 3: production of a vascular prosthesis**

[0061]

For the production of a small vascular prosthesis (for example for the carotid artery (in the neck)) with an inner diameter of 0.5 cm 4 tubular scaffolds (length 4 cm and inner diameter 0.5 cm) are sterilized and soaked for 24 hours in standard medium (DMEM, Gibco BRL-Life Technologies). Then cells are seeded 6 times in intervals of 90 Minutes onto each of the scaffolds, per square cm 4-5 Mio of Myofibroblasts are seeded (fibroblasts and myofibroblasts). The cells are the incubated in standard incubators for 2 weeks on the scaffolds. The medium is exchanged each 4 days under sterile conditions. Then the endothelial cells are seeded onto the inner wall of the prosthesis (4 Mio. endothelial cells per square cm, 6 times in the interval of 90 minutes). 4 to 5 days later the tubular vascular prostheses are connected to the tubular system of the flow bioreactor under sterile conditions. In steps of 48 hours the flow rate and pulse rate are increased, beginning with 50ml/min, pulse 10 to 1000ml/min, pulse 60 (100ml/pulse 10, 200ml/pulse 20, 300ml/pulse 30, 400ml/pulse 40, 500ml/pulse 50, 1000ml/pulse 60). After a total of 14 days the new formed vascular prostheses are taken out of the bioreactor and sent to biochemical, mechanical and histological Analysis.

## Claims

1. In vitro process of production of a homologue heart valve or vascular prosthesis, including the following steps :
  - Provide of a bio-degradable scaffold
  - Colonization of the scaffold with homologue fibroblasts and/or Myofibroblasts of the formation of an extracellular matrix
  - Colonization of the scaffold/matrix with endothelial cells
  - Integration of the scaffold /matrix in the pulse flow chamber, in which they can be subdued to increasing flow rates and/or pressure and
  - Continuous or discontinuous increase of the flow rates and/or pressure
2. Process according to claim 1, in which the bio-degradable scaffold is a bio-degradable polymer matrix or a acellular biological matrix.
3. Process according to claim 1 or 2, in which the scaffold is a polyglycolic acid (PGA) a polylacticacid (PLA), a polyhydroxyalcanoat (PHA), poly-4-hydroxybuturat (P4HB) or a mixture of one ore more of these polymers.
4. Process according to claim 1 to 3, in which the form of the bio-degradable scaffold is a of a heart valve
5. Process according to claim 1 to 3, in which the form of the bio-degradable scaffold is a of a blood vessel
6. Process according to claim 1 to 4, in which the scaffold has a polymer density of up to  $120 \text{ mg/cm}^3$ , preferred are  $50 \text{ to } 80 \text{ mg/cm}^3$ .
7. Process according to claim 1 to 6, in which the scaffold is a porous polymer with a pore size of  $80 \text{ to } 240 \text{ }\mu\text{m}$ .
8. Process according to claim 1 to 7, in which the scaffold has fibers of a diameter from  $6 \text{ to } 20 \text{ }\mu\text{m}$ , preferred  $10 \text{ to } 18 \text{ }\mu\text{m}$
9. Process according to claim 1 to 2, in which the scaffold is a connective tissue matrix of an animal heart valve.
10. Process according to claim 1 to 2, in which the scaffold is a connective tissue matrix of an animal blood vessel.
11. Process according to claim 1 to 10, in which the colonization step with fibroblasts and/or Myofibroblasts is repeated 3 to 14 times , preferred 5 to 10 times.
12. Process according to claim 1 to 11, in which per colonization step and per square cm of scaffold/matrix is made with approx.  $10^5 \text{ to } 5 \cdot 10^8$ , preferred  $4 \cdot 5 \cdot 10^6$  Fibroblasts and/or Myofibroblasts
13. Process according to claim 1 to 12, in which the colonization step with endothelial calls is repeated 3 to 14 times, preferred 5 to 10 times
14. Process according to claim 1 to 11, in which per colonization step and per square cm of scaffold/matrix is made with approx.  $10^5 \text{ to } 5 \cdot 10^8$ , preferred  $4 \cdot 5 \cdot 10^6$  endothelial cells.
15. Process according to claim 1 to 14 in which the fibroblasts and/or Myofibroblasts and/or Endothelial cells are human cells.
16. Process according to claim 1 to 15 in which the fibroblasts and/or Myofibroblasts and/or Endothelial cells are autologous cells
17. Process according to claim 1 to 16 in which the flow rate in the pulsatile flow chamber is  $50 \text{ ml/min to } 5000 \text{ ml/min}$ , preferred  $50 \text{ to } 2000 \text{ ml/min}$ .
18. Process according to claim 1 to 17 in which the flow rate is increased over the period 1 to 12 weeks

19. Process according to claim 1 to 18 in which the flow rate at the beginning is 50 to 100 ml/min
20. Process according to claim 1 to 19 in which the pulse frequency at the beginning is 5 to 10 pulses/min
21. Process according to claim 1 to 19 in which the flow rate is increased to maximal 5000 ml/min for vascular prostheses and for heart valves
22. Process according to claim 1 to 20 in which the pulse frequency is increased to maximal 180 pulses/min for vascular prostheses and for heart valves
23. Process according to claim 1 to 17 in which the systemic pressure is adjusted to 10 to 240 mmHG in the pulsatile flow chamber
24. Homologue heart valve according to claims 1 to 23
25. Homologue heart valve with a inner structure of connective tissue, surrounded by an endothelial cell layer, in which the collagen density is 43 to 55% (calculated on matrix )
26. Homologue heart valve according to claims 22, that withstands the flow condition of a human heart
27. Homologue blood vessel according to claims 1 to 23

(19)



Europäisches Patentamt  
European Patent Office  
Office européen des brevets



(11)

EP 1 077 072 A2

(12)

## EUROPÄISCHE PATENTANMELDUNG

(43) Veröffentlichungstag:  
21.02.2001 Patentblatt 2001/08

(51) Int. Cl.<sup>7</sup>: A61L 27/38, C12N 5/08

(21) Anmeldenummer: 00108986.1

(22) Anmeldetag: 27.04.2000

(84) Benannte Vertragsstaaten:  
AT BE CH CY DE DK ES FI FR GB GR IE IT LI LU  
MC NL PT SE  
Benannte Erstreckungsstaaten:  
AL LT LV MK RO SI

(30) Priorität: 29.04.1999 DE 19919625

(71) Anmelder:  
• Hoerstrup, Simon Philipp  
8032 Zürich (Zürichberg) (CH)  
• Zünd, Gregor  
8704 Herrliberg (CH)

(72) Erfinder:  
• Hoerstrup, Simon Philipp  
8032 Zürich (Zürichberg) (CH)  
• Zünd, Gregor  
8704 Herrliberg (CH)

(74) Vertreter:  
Grünecker, Kinkeldey,  
Stockmair & Schwanhäusser  
Anwaltssozietät  
Maximilianstrasse 58  
80538 München (DE)

(54) In vitro-Verfahren zum Herstellen einer homologen Herzklappen- oder Gefäßprothese

(57) Die Erfindung betrifft ein in-vitro-Verfahren zum Herstellen von homologen Herzklappen und Gefäßen.

An Herzklappendysfunktion leidenden Patienten wird bisher entweder eine mechanische Herzklappe oder eine biologische Klappe von einem menschlichen oder nicht-menschlichen Spender implantiert. Diese Klappen weisen jedoch erhebliche Nachteile auf, wie z.B. die Notwendigkeit einer lebenslangen Antikoagulation mit der Gefahr hämorrhagischer Komplikationen, eine Degenerationsneigung sowie die Gefahr einer Immunreaktion. Außerdem kann keine der bisher bekannten Klappen sich einem z.B. durch Wachstum verändernden Herzen anpassen. Vergleichbar große Probleme stellen sich bei Verwendung von Gefäß-Homografts und Kunststoff-Gefäßen als Blutgefäßersatz.

Mit dem erfindungsgemäßen Verfahren können homologe Herzklappen und Blutgefäße zur Verfügung gestellt werden, die bzw. deren Wand aus einem im wesentlichen bindegewebigen Kern und einer superfiziellen Endothelzellschicht aufgebaut sind und damit einen der natürlichen Herzklappe bzw. dem natürlichen Gefäß analogen Aufbau haben. Die Nachteile der bekannten Herzklappen- und Gefäßprothesen werden durch die erfindungsgemäßen Herzklappen- und Blutgefäßprothesen vermieden.

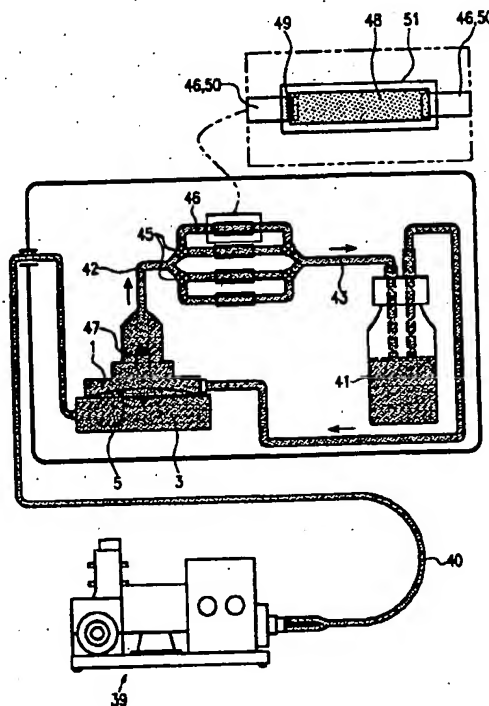


Abb.4

EP 1 077 072 A2

BEST AVAILABLE COPY

## Beschreibung

[0001] Die vorliegende Erfindung betrifft ein in vitro-Verfahren zum Herstellen einer homologen Herzklappen- oder Gefäßprothese sowie eine mit diesem Verfahren herstellbare homologe Herzklappe sowie ein mit diesem Verfahren herstellbares Gefäß.

[0002] Jedes Jahr versterben alleine in den USA ca. 20.000 Patienten an den Folgen einer Herzklappendysfunktion, und mehr als 60.000 Patienten sind wegen einer bereits erkannten Dysfunktion gezwungen, ein oder mehrere Herzklappen operativ ersetzen zu lassen. Als Ersatz für die eigene Herzklappe kommen entweder mechanische oder biologische Klappenprothesen (Xenografts) in Frage, seltener werden kryopreservierte oder glutaraldehydfixierte Homografts verwendet.

[0003] Mechanische Klappenprothesen führen jedoch oft zu Fremdkörperreaktionen mit thromboembolischen Komplikationen, die durch die mit der künstlichen Herzklappe veränderten Strömungsverhältnisse im Herzen begünstigt werden. Daher ist eine lebenslange Antikoagulation des betroffenen Patienten erforderlich, die zu einer permanent erhöhten Blutungsgefahr führt. Eine weitere, oft lebensbedrohliche Komplikation bei Patienten mit einer mechanischen Herzklappe sind Infektionen.

[0004] Bei den Xenografts handelt es sich meistens um Schweineklappen oder um Klappen aus bovinem (Rinder) Gewebe, die mittels Glutaraldehyd behandelt und fixiert werden. Diese biologischen Klappenprothesen können mit guten Ergebnissen bei älteren Patienten eingesetzt werden, neigen aber zur Degeneration nach nur ca. 12 bis 15 Jahren, so daß sie für jüngere Patienten in der Regel nicht in Frage kommen. Darüber hinaus neigen Xenografts zur Calcifizierung, weshalb sie zum Einsatz bei Kindern und jungen Menschen, die einen erhöhten Calciumstoffwechsel aufweisen, zusätzlich ungeeignet sind. Weiterhin besteht bei Xenografts im Vergleich zum gesunden Herzen eine erhöhte Infektionsgefahr. Schließlich stellen sie ebenfalls körperfremdes Gewebe dar, das mit einer gewissen Wahrscheinlichkeit vom körpereigenen Immunsystem als fremd erkannt wird und damit lebensbedrohliche Immunprozesse auslösen kann.

[0005] Als dritte Möglichkeit stehen Homografts, d. h. aus humanen Spendern isolierte, fixierte Herzklappen zur Verfügung. Homografts sind zwar gegen Infektionen relativ resistent, stellen jedoch ebenfalls körperfremdes Gewebe dar, das mit einer gewissen Wahrscheinlichkeit Immunreaktionen hervorruft. Darüber hinaus neigen Homografts ebenso wie Xenografts zur Calcifizierung und unterliegen daher einer erheblichen Degeneration, die in der Regel eine Reoperation nach 7 bis 12 Jahren erforderlich macht. Homografts stehen darüber hinaus im Rahmen des allgemeinen Organspendermangels in nur äußerst begrenztem Umfang zur Verfügung.

[0006] Neben dem bereits beschriebenen Nachteilen der bisher als Klappenersatz verwendeten Klappenprothesen, d. h. der Auslösung von Immunreaktionen, der erhöhten Infektionsgefahr, der Gefahr thromboembolischer Prozesse und der Degenerationsneigung, ist allen bisher bekannten Klappen gemeinsam, daß sie aus anorganischem Material oder fixiertem organischen Material bestehen und ihnen daher wichtige Eigenschaften lebender Matrix, z.B. die Fähigkeit zu Reparationsprozessen, zur Rekonfiguration oder zum Wachstum fehlen. Daraus folgt u.a., daß bei kindlichen Klappenpatienten bisher regelmäßig Reoperationen in Kauf genommen werden mußten. Zusätzlich zu dem jeder Herzoperation inhärenten Risiko steigt jedoch mit jeder Reoperation das Letalitätsrisiko, da durch die vorangegangenen Operationen erhebliche Verwachsungen im Thorax auftreten.

[0007] Es besteht daher ein dringender Bedarf für einen Herzklappenersatz, der die zuvor beschriebenen Nachteile vermeidet. Zu diesem Zweck ist bereits vorgeschlagen worden, künstliche Herzklappen durch „Tissue Engineering“ herzustellen. Das „Tissue Engineering“ befaßt sich mit der Entwicklung „biohybrider“ Implantate, die im Körper zu Geweben oder gar zu ganzen Organsystemen heranwachsen. Zuerst fanden die Techniken des „Tissue Engineering“ im Bereich der Hauttransplantation Anwendung. Inzwischen hat sich ihre Applikation auf andere Gewebe, wie Leber, Knorpel, Knochen und Trachea sowie intestinale und urologische Gewebe und Blutgefäße erweitert. Auch zur Herstellung biohybrider Herzklappen in Form von einzelnen Klappensegeln sind bereits beschrieben worden. Die durch „Tissue Engineering“ hergestellten Herzklappensegel hatten jedoch bisher den Nachteil, daß sie inadäquate, nicht ausreichende bindegewebige Strukturen aufwiesen und daher den im Herzen herrschenden Strömungsverhältnissen nach Auflösung der biodegradablen Trägerstruktur nicht hätten standhalten können.

[0008] Wie beim Herzklappenersatz besteht auch bei der Chirurgie von Blutgefäßen ein erheblicher Bedarf an geeigneten Ersatzstrukturen. Eine ideale Lösung im Kampf gegen degenerative Erkrankungen wie die Artherosklerose steht hier ebenfalls noch nicht zur Verfügung. Der Bedarf erstreckt sich im wesentlichen auf 3 chirurgische Gebiete:

- a) Herzkranzgefäße: Hier werden als Bypass-Gefäße v. a. Beinvenen und zunehmend auch arterielle Gefäße benutzt. Venen (welche physiologischerweise nur geringen Blutdrücken und Flüssen ausgesetzt sind) degenerieren unter den systemischen Druckbedingungen des Herzkranzgefäß-Systems relativ schnell, so dass nach einigen Jahren bei vielen Patienten eine Reoperation nötig wird. Arterielle Gefäße, wie z.B. die Radialarterie des Unterarms oder Arterien der inneren Brustwand (welche physiologischerweise an hohe Drücke gewöhnt sind) stehen auf Grund ihrer funktionellen Bedeutung für den Organismus nur in beschränkten Maße zur Verfügung. Die Tatsache,

dass heutzutage die Patienten auf Grund der verbesserten medizinischen Versorgung ein immer höheres Lebensalter erreichen und somit nach ein oder mehreren Voroperationen vermehrt zur Reoperation kommen, aggraviert den Mangel an Gefäßen zusätzlich, da in den vorangehenden Operationen die körpereigenen Venen und Arterien aufgebraucht wurden.

b) Hauptschlagader: Auch die Hauptschlagader (Aorta) unterliegt v.a. atherosklerotischer Degeneration. Zum Aortenersatz werden heute zum einen Kunststoffgefäßprothesen (Dacron, PTFE, etc.) verwendet. Weiterhin stehen hier, wie beim Herzklappenersatz, sogenannte „Homografts“, zur Verfügung, d.h. Aortenstücke, die Organspendern entnommen werden. Die Kunststoffprothesen stellen ein Fremdmaterial dar und unterliegen einem erhöhten Risiko für Infektionen und Bildung von Blutgerinnseln. Die in dieser Hinsicht geeigneteren Homografts sind in ihrer Verfügbarkeit mangels genügender Organspender sehr limitiert.

c) Periphere Gefäße: Ebenfalls durch degenerative Prozesse wie die Atherosklerose betroffen sind die peripheren Gefäße des Körpers, wie die Halsschlagader oder Beinarterien. Hier wird neben der Möglichkeit, eine Vene als Ersatzgefäß zu nehmen (mit obengenannten Nachteilen), zunehmend Kunststoffmaterial verwendet (z. B. Dacron etc.). Dies erbringt zwar akzeptable Resultate, jedoch befindet sich bei dieser Lösung lebenslang ein Fremdmaterial im Blutkreislauf, so dass die Gefahr von Infektionen und das Risiko von Blutgerinnseln erhöht sind.

[0009] Es besteht daher ein eklatanter Mangel an geeignetem Gefäßersatz in allen erwähnten Gebieten der Gefäß-Chirurgie. Ein aus patienteneigenem Gewebe hergestellter Gefäßersatz, welcher eine lebende Struktur mit dem Potential zu Wachstum und Reparationsprozessen darstellen würde und den hämodynamischen Erfordernissen des Körperkreislaufs standhalten würde, wäre hier eine ideale Lösung.

[0010] Aufgabe der Erfindung ist es daher, Verfahren zum Herstellen von künstlichen homologen Herzklappen und Verfahren zum Herstellen von Blutgefäßen zur Verfügung zu stellen, um Herzklappenprothesen bzw. Blutgefäßprothesen erzeugen zu können, die den in vivo herrschenden Strömungsverhältnissen gewachsen sind.

[0011] Erfindungsgemäß wird die Aufgabe durch ein in vitro-Verfahren zum Herstellen einer homologen Herzklappe oder homologer Blutgefäße gelöst, das die folgenden Schritte umfaßt:

- Bereitstellen eines biologisch abbaubaren Trägers,
- Besiedeln des Trägers mit homologen Fibroblasten und/oder Myofibroblasten zur Ausbildung einer bindegewebigen Matrix,
- Besiedeln des Trägers/der Matrix mit Endothelzellen
- Einbringen des Trägers/der Matrix in eine pulsatile Flußkammer, in der er/sie steigenden Flußraten und/ oder Druck ausgesetzt werden kann, und
- kontinuierliches oder diskontinuierliches Erhöhen der Flußrate und/ oder des Drucks.

[0012] Mit dem erfindungsgemäßen Verfahren können funktionale lebende homologe Herzklappen bzw. homologe Blutgefäße hergestellt werden, die auf Grund ihrer spezifischen bindegewebigen Struktur mit naturnahem Kollagen-, Elastin- und Glycosaminanteil zur Implantation beim menschlichen Patienten geeignet sind. Das Verfahren soll im folgenden näher erläutert werden.

[0013] In der folgenden Beschreibung bedeutet der Terminus „Träger“, eine azelluläre Struktur, die, wie unten genauer erläutert wird, entweder aus synthetischen Fasern oder einem azellulären Bindegewebserüst besteht. Der Begriff „Matrix“, bezeichnet eine bindegewebige Struktur, die neben Fibroblasten und Myofibroblasten typische Bestandteile einer Extrazellulärmatrix, nämlich Kollagen, Elastin und Glycosaminoglycane enthält. Mit Matrix bezeichnete Strukturen enthalten typischerweise keine Trägerbestandteile mehr. Die Übergangsstadien zwischen Träger und Matrix werden durch die Doppelbezeichnung „Träger/Matrix“, beschrieben. „Lebend“, bedeutet ein vitales Zellgewebe mit der Fähigkeit zu Wachstum, Reparation und Bildung von Extrazellulärmatrix-Proteinen.

[0014] Zur Durchführung des erfindungsgemäßen Verfahrens wird zunächst ein biologisch abbaubarer Träger bereitgestellt. Das Trägermaterial soll dabei einerseits eine gewisse Zeitlang stabil sein, um eine ausreichende Besiedlung bzw. Durchdringung mit Fibroblasten und/oder Myofibroblasten zu ermöglichen und die Ausbildung einer bindegewebigen Matrix erreichen zu können, andererseits innerhalb einer vertretbaren Zeit, die jedenfalls kleiner ist, als die Zeit, die die Bildung der homologen Klappenprothese bzw. Blutgefäßprothese in Anspruch nimmt, insgesamt oder weitgehend biologisch (hydrolytisch) abgebaut werden können. Es ist bevorzugt, daß der biologische Abbau nach ca. 8 Tagen beginnt; er sollte in der Regel nach 4 bis 6 Wochen abgeschlossen sein.

[0015] Bei dem Trägermaterial handelt es sich bevorzugt um eine aus Polymerfasern aufgebaute Struktur, um eine poröse Polymerstruktur oder ein azelluläres biologisches Gewebe. Beispiele für biologisch abbaubare Trägermaterialien sind Polyglycolsäure (PGA), Polymilchsäure (PLA), Polyhydroxyalkanoat (PHA) und Poly-4-Hydroxybutyrat (P4HB). PHA und insbesondere PH4B haben den Vorteil, dass sie sich aufgrund ihrer Thermoplastizität mittels Hitze



formen und so z.B. in die Form einer Herzklappe bringen lassen. Die Polymere können sowohl rein als auch in Mischungen aus zwei oder mehreren der genannten Substanzen oder Mischungen dieser Substanzen mit weiteren biologisch abbaubaren Polymeren verwendet werden. In einer bevorzugten Ausführungsform wird ein Mischpolymer aus 85% PGA und 15% PLA verwendet. In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform wird ein Mischpolymer aus ca. 90% PGA und ca. 10% P4HB verwendet. Dieses Mischpolymer ist bei 60-70 °C formbar und ermöglicht es daher, z.B. tubuläre Strukturen zu formen und zu verkleben oder Herzklappen vorzuformen.

**[0016]** Ein Beispiel für eine mögliche Herzklappenform ist in Abbildung 1a angegeben. Herzklappen weisen in der Regel einen Außendurchmesser von 12 bis 34 mm auf und die Klappensegel sind ca. 0,2 mm bis 2,0 mm dick. Für Röhren schwanken die Innendurchmesser, je nach vorgesehener Verwendung des Implantats, zwischen 2 und 34 mm. Die Wanddicke solcher Röhren liegt bevorzugt bei 0,2 bis 2,0 mm. Ihre Länge beträgt 10 bis 200 mm. Die Abbildungen 6 und 7 zeigen eine Aufsicht auf und einen Querschnitt durch einen tubulären Träger.

**[0017]** Es hat sich als sinnvoll erwiesen, Träger mit einer Polymerdichte von ca. 40 bis 120 mg/cm<sup>3</sup> zu verwenden. Unterhalb von 40 mg/cm<sup>3</sup> ist das Polymergewebe zu labil, überhalb von 120 mg/cm<sup>3</sup> ist das Gewebe zu dicht, um das Eindringen von Fibroblasten innerhalb eines vertretbaren Zeitraums zuzulassen. In bevorzugten Ausführungsformen beträgt die Dichte des biologisch abbaubaren Trägers 50 bis 80 mg/cm<sup>3</sup>, besonders bevorzugt 70 mg/cm<sup>3</sup>. Von den Erfindern wurde mit guten Ergebnissen ein polymerer Träger der Fa. Albany International Research, Mensville, MA, USA, mit einer Dichte von ca. 70 mg/cm<sup>3</sup> verwendet. Die Fasern des Trägers können einen Durchmesser von 6 bis 20 µm haben, bevorzugt 10 bis 18 µm. Es sind jedoch auch Gewebe mit anderen Faserstärken denkbar, die jedoch einerseits dem Träger eine gewisse Stabilität verleihen müssen, andererseits die Besiedelung und Durchdringung des Trägers mit Fibroblasten oder Myofibroblasten zulassen müssen. Weiterhin können poröse (schwammartige) Polymerformen verwendet werden. Hier haben sich Porengrößen von 80 - 240 µm als bevorzugt erwiesen. Die Poren können durch die sogenannte „Salt-Leaching“ Technik erzielt werden, die dem Fachmann bekannt ist.

**[0018]** Statt eines synthetischen Trägers, wie zuvor beschrieben, ist die Verwendung eines azellulären Bindegerüsts denkbar. So könnte beispielsweise eine Schweineklappe oder ein Schweinegefäß chemisch azellulärisiert und damit in ein immunologisch neutrales Gewebe umgewandelt werden (Bader et al., Eur. J.-Cardiothorac. Surg. 14, 279, 1998), das anschließend mit homologen Zellen besiedelt werden könnte.

**[0019]** Idealerweise ist der biologisch abbaubare Träger in der Form der gewünschten Herzklappe bzw. als Röhre vorgeformt. Der biologisch abbaubare Träger wird zunächst mit einer Fibroblastenpopulation und später mit einer Endothelzellpopulation inkubiert. Bei Verwendung homologer Fibroblasten und/oder Myofibroblasten und Endothelzellen, d. h. von Fibroblasten und/oder Myofibroblasten und Endothelzellen aus einem Menschen, aber nicht unbedingt dem Patienten, sollte auf gleiche HLA-Typisierung geachtet werden. Idealerweise werden diese Zellpopulationen jedoch aus dem zukünftigen Patienten gewonnen (=autologe Zellen). Die Zellpopulationen können z.B. aus peripheren Blutgefäßen, sowohl Arterien als auch Venen, gewonnen werden. Hierzu bietet sich insbesondere die Arteria radialis des Unterarmes an, die wegen der arteriellen Doppelversorgung des Armes in den meisten Fällen zur schadlosen Explantation zur Verfügung steht. Alternativ können Gefäßzellen aus Blutgefäßen des Beines, z.B. der Vena saphena, gewonnen werden. Möglich ist weiter die Gewinnung von Fibroblasten oder Myofibroblasten und Endothelzellen aus homologen und/oder autologen pluripotenten Stammzellen oder genetisch manipulierten Zellen.

**[0020]** Die Zellen können beispielsweise aus Gefäßfragmenten gewonnen werden, in dem die Gewebestückchen zunächst, wie in Zünd et al. (Eur. J. Cardiothorac. Surg. 13, 160, 1998) beschrieben, in Gewebebruchstücke zerstückelt und ca. 1 bis 2 Wochen unter normalen Zellkulturbedingungen (37°C, 5 CO<sub>2</sub>, 95 % Luftfeuchtigkeit) inkubiert werden, bis die Zellen auf dem Boden der Kulturschale eine konfluente Zellschicht bilden. Anschließend werden sie mehrfachen Passagen unterworfen, um eine von restlichem Gewebematerial freie Zellkultur zu erhalten. Nach zwei bis drei Passagen können die gemischten Zellpopulationen separiert werden, in dem sie mit einem für Endothelzellen spezifischen Fluoreszenzmarker (Dil-Ac-LDL, von Medical Technologies Inc., Stoughton, MA) inkubiert werden und mittels Durchflußzytometrie (FACStar Plus, Becton Dickinson) getrennt werden. Fluoreszenzmarkierte Zellen sind hier Endothelzellen, nicht markierte Zellen sind Fibroblasten und Myofibroblasten. Diese werden weitere zwei bis drei Wochen kultiviert und während dieser Zeit zwei bis vier Passagen unterworfen, um eine ausreichende Anzahl an Zellen für die anschließende Besiedelung des Trägers zu erhalten. Eine weitere etablierte Methode zur Separation von gemischten Zellpopulationen stellt die Markierung einer Zellsorte mit schwach magnetisch geladenen spezifischen Antikörpern dar („immunomagnetic beads“). Aufgrund des hier entstehenden spezifischen Magnetismus erfolgt die Trennung z.B. der Endothelzellen von den Myofibroblasten.

**[0021]** In den so erhaltenen Fibroblastenkulturen liegen Fibroblasten und Myofibroblasten gemischt vor. Das Verhältnis beider Populationen schwankt. Es ist bevorzugt, Kulturen zu verwenden, in denen der Fibroblastenanteil überwiegt; besonders bevorzugt ist ein Fibroblastenanteil von mehr als 75 %. Eine wie beschrieben gereinigte oder jede andere reine Fibroblasten/Myofibroblastenkultur kann nunmehr zur Besiedelung des Polymerträgers eingesetzt werden. Dazu werden pro Quadratzentimeter des Trägers ca. 10<sup>5</sup> bis 5 x 10<sup>8</sup> Fibroblasten und/oder Myofibroblasten, bevorzugt etwa 4 bis 5 x 10<sup>6</sup>, eingesetzt. Unter „Oberfläche“ ist in diesem Fall nicht die tatsächliche Oberfläche des Polymers, sondern bei Herzklappen die bei Betrachtung des Trägers von oben in einer Ebene erkennbare Fläche und

bei Gefäßen die nach Aufschneiden der Röhren und Ausbreiten auf einer Ebene in dieser Ebene erkennbare Fläche gemeint. Üblicherweise werden den Fibroblasten mindestens 60 bis 90 min Zeit gegeben, um sich an den Träger anzuhängen. Anschließend kann das überstehende Medium entfernt werden und ein weiteres Mal Fibroblastensuspension zugegeben werden. Der Zeitraum zwischen der ersten und zweiten Zugabe von Fibroblastensuspension kann jedoch bis zu 36 Stunden, bevorzugt bis zu 24 Stunden für Herzklappenprothesen und für Gefäßprothesen betragen.

[0022] Das bei der Inkubation verwendete Medium kann jedes handelsübliche Zellkulturmedium sein; bevorzugt wird DMEM verwendet, dem wahlweise 5 oder 10 % fötales Kälberserum zugesetzt sein können. Zur Beschleunigung der Zellproliferation können Wachstumshormone (z.B. basic fibroblast growth factor (bFGF)) zugesetzt werden. Zur Stimulation der Bildung von Extrazellulärmatrix, insbesondere Kollagen, kann Vitamin C supplementiert werden.

[0023] In einer bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens werden dem Träger bzw. sich der nach der erstmaligen Fibroblastenzugabe allmählich ausbildenden Matrix weitere 3 bis 14 mal, besonders bevorzugt 5 bis 10 mal Fibroblasten und/oder Myofibroblasten zugefügt.

[0024] Unter den üblicherweise für das Zellwachstum von Fibroblasten verwendeten Bedingungen (z. B. 5 % CO<sub>2</sub>, Inkubation bei 37° C, steriles Medium) entwickelt sich nach ca. ein bis drei Wochen eine solide bindegewebige Struktur. Nurmehr wird diese Struktur mit einer reinen Endothelzell-Suspension besiedelt und inkubiert. Die Endothelzellen können genauso wie die Fibroblasten durch z.B. FACS angereichert und anschließend in mehreren Passagen (bevorzugt 3) expandiert werden. Auch für Endothelzellen ist es bevorzugt, die Besiedelung mit jeweils ca. 10<sup>5</sup> bis 5 x 10<sup>6</sup>, bevorzugt 4 bis 5 x 10<sup>6</sup>, Endothelzellen mehrfach zu wiederholen, z.B. 3 bis 14 mal. In bevorzugten Ausführungsformen wird die Besiedelung mit Endothelzellen 5 bis 10 mal wiederholt. Zwischen zwei Besiedelungsschritten sollten mindestens 60-90 min, bevorzugt jedoch 2 bis 24 Stunden für Herzklappenprothesen und für Gefäßprothesen liegen.

[0025] Bei den zum Besiedeln des Trägers verwendeten Zellen handelt es sich bevorzugt um humane Zellen. Besonders bevorzugt ist es jedoch, autologe Fibroblasten und/oder Myofibroblasten sowie Endothelzellen und/oder Stammzellen zu verwenden. Dazu wird dem Patienten, dessen Herzklappe bzw. Blutgefäß ersetzt werden soll, Gewebe z.B. aus einem seiner Gefäße entnommen. Wie oben bereits erwähnt, bieten sich dazu die Arteria radialis sowie die Vena saphena an. Stammzellen können aus dem Knochenmark oder direkt aus dem Blut gewonnen werden. Die Verwendung der autologen Zellen zur Konstruktion von Herzklappen oder Gefäßen hat den wesentlichen Vorteil, daß weder die Klappe noch ein Gefäß nach Implantation in den Patienten körperfremdes Gewebe darstellt und somit Immunreaktionen gegen die künstliche Herzklappe oder das künstliche Gefäß so gut wie ausgeschlossen sind. Ca. 14 Tage nach Zugabe der Endothelzellen läßt sich histologisch und immunhistochemisch ein Herzklappen-analoges bzw. ein Gefäß-analoges Gewebe mit einer superfiziellen konfluenten Einzelzellschicht aus Endothelzellen und einer bindegewebigen Grundstruktur nachweisen. Dieses Gewebe ist jedoch zur Implantation in den menschlichen Organismus nur bedingt geeignet, da es auf Grund seiner zu schwachen mechanischen Eigenschaften den dort herrschenden Strömungsverhältnissen nicht gewachsen wäre.

[0026] Erfindungsgemäß wird nunmehr in einem weiteren Verfahrensschritt die vorgebildete Herzklappen- bzw. Gefäß-analoge Struktur in ein pulsatile System eingebracht, in dem sie steigenden Flußraten und/ oder Drücken ausgesetzt werden kann. Es wurde festgestellt, daß durch eine langsame Adaptation der Flußraten und Drücke die Bildung einer strömungsbeständigen Herzklappen- bzw. Gefäß-analogen Struktur erreicht werden kann.

[0027] Zum Durchführen des erfindungsgemäßen Verfahrens eignet sich ein Bioreaktor. Dieser Bioreaktor sollte möglichst kompakt ausgebildet sein, um in üblichen Zellinkubatoren eingesetzt werden zu können. Der Bioreaktor sollte eine Flußkammer aufweisen, in der im Fall der Herstellung einer Herzklappe ein Klappenventil angeordnet ist, und/oder ein verzweigtes Schlauchsystem, in den tubuläre Träger bzw. Matrices befestigt werden können. Der Antrieb zum Pumpen des Fluids durch die Flußkammer sollte dabei außerhalb der Flußkammer angeordnet sein. Dies wird bei dem verwendeten Bioreaktor durch eine der Flußkammer benachbarte Luftkammer erzielt, die durch eine hochelastische Membran von der Flußkammer getrennt ist. Durch pulsierendes Ändern des Luftdrucks in der Luftkammer kann ein Fördern des Fluids durch die Flußkammer erzeugt werden. Anstelle von Luft könnte auch eine Flüssigkeit oder ein anderes Gas in der Luftkammer aufgenommen sein, die dann allgemein auch als Antriebsmediumkammer bezeichnet werden kann. Dann müßte dieses Gas oder das darin befindliche Fluid jeweils pulsierenden Druckänderungen unterworfen werden. Luft läßt sich jedoch besonders leicht handhaben und hat sich daher als besonders geeignet für das Betreiben des Bioreaktors erwiesen.

[0028] Aufgrund der Luftkammer kann der Antrieb zum Fördern des Fluids in der Flußkammer sehr kompakt gestaltet werden und auch außerhalb des Inkubators angeordnet sein. Es läßt sich dadurch eine Trennung herbeiführen zwischen dem Teil, der unmittelbar auf die Flußkammer wirkt, und dem Teil, der die Druckschwankungen in der Luftkammer, bzw. Antriebsmediumkammer erzeugt. So kann z. B. eine Respiratorpumpe außerhalb des Inkubators angeordnet sein, die über einen dünnen Schlauch mit der Luftkammer, bzw. Antriebsmediumkammer verbunden ist. Dadurch läßt sich die Gestaltung des Bioreaktors und der Antrieb selbst den jeweiligen Einbauerfordernissen anpassen.

[0029] Die für das erfindungsgemäße Verfahren verwendete pulsatile Flußkammer ist Bestandteil eines Bioreaktors. Es versteht sich, daß sowohl der Bioreaktor als auch die ihn umfassende Anordnung nicht nur im erfindungs-

gemäßen Verfahren, sondern auch davon unabhängig verwendet werden könnten.

[0030] Die folgenden Abbildungen und Beispiele erläutern die Erfindung:

Abbildung 1 a zeigt einen aus einem Polymer vorgebildeten Träger für eine Herzklappenprothese, der anschließend einer Besiedlung mit Fibroblasten/Myofibroblasten und Endothelzellen unterworfen wird. Abbildung 1 b zeigt den Träger/die Matrix nach Besiedlung und einer Woche Inkubation in der pulsatilen Flußkammer, Abb 1 c zeigt die gleiche Klappenprothese nach 2 Wochen Inkubation in der Flußkammer.

Abbildung 2 zeigt einen Bioreaktor einschließlich einer pulsatilen Flußkammer in Schnittansicht.

Abbildung 3 zeigt den Gesamtaufbau, in den der Bioreaktor integriert ist.

Abbildung 4 zeigt einen Gesamtaufbau mit integriertem parallel geschalteten Schlauchkreislaussystem zum Herstellen von Gefäßprothesen.

Abbildung 5 zeigt parallel geschaltete Schlauchkreislaussysteme, wobei in einem der Schläuche ein gefäßförmiger Träger/Matrix eingenäht ist. Der Fluidstrom verläuft vom oberen (Naht-nahem) Y-Konnektor zum unteren.

Abbildung 6 zeigt einen auf einen Zylinder aufgesteckten gefäßförmigen Träger vor der Besiedlung mit Zellen.

Abbildung 7 stellt einen Querschnitt durch den in Abbildung 6 gezeigten Träger dar. In Abb. 2 ist ein Bioreaktor 1 in einer Schnittansicht dargestellt. Der Bioreaktor ist um die in der Abb. 2 dargestellte vertikale Symmetrieachse im wesentlichen rotationssymmetrisch. Es handelt sich bei dem Bioreaktor um einen sogenannten Kompaktbioreaktor; In einer bevorzugten Ausführungsform beträgt der Außendurchmesser in radialer Richtung ca. 15,5 cm und die Höhe ca. 16,8 cm. Abweichungen sowohl in der Höhe als auch des radialen Außendurchmessers können vorgenommen werden. Der Betrieb kann in Standard-Zellinkubatoren erfolgen.

[0031] Der Bioreaktor 1 verfügt über ein Gehäuse 2, mit zwei Kammern 3 und 4, die durch eine Membran 5 voneinander getrennt sind. Die untere Kammer 3 bildet eine Luftkammer und die obere Kammer 4 eine Flußkammer, die in zwei Teile unterteilt ist, wobei ein Teil durch einen Fluidkammerabschnitt 6 und der andere Teil durch einen Ventilperfusionsskammerabschnitt 7 gebildet wird. Der Fluidkammerabschnitt 6 und der Ventilperfusionsskammerabschnitt 7 sind über einen Durchgang 8 miteinander verbunden.

[0032] Die Kammern kommunizieren mit der Umgebung über Anschlüsse 9, 10 und 11, wobei Anschluß 9 in die Kammer 3, Anschluß 10 in den Fluidkammerabschnitt 6 der Flußkammer 4 und Anschluß 11 in den Ventilperfusionsskammerabschnitt 7 der Flußkammer 4 mündet. Die Anschlüsse 9, 10 und 11 sind jeweils als über das Gehäuse vorstehende Rohrstutzen ausgebildet, auf die Schläuche oder Leitungen in bekannter Weise aufsteckbar sind.

[0033] Das Gehäuse ist dreiteilig ausgebildet, mit einem unteren Gehäuseteil 12, einem mittleren Gehäuseteil 13 und einem oberen Gehäuseteil 14. Das untere Gehäuseteil 12 ist im wesentlichen schalenförmig mit einem Boden 15 und einer im wesentlichen ringförmig verlaufenden Wand 16. Die der Wand 16 abgewandte Seite des Bodens bildet gleichzeitig die Auflagefläche für den Bioreaktor, mit der er z. B. auf einem Tisch aufgesetzt werden kann. Der Anschluß 9 erstreckt sich im wesentlichen radial aus der Wand 16 heraus. Die Wand 16 weist eine Flanschfläche 17 auf, in der sich in Axialrichtung erstreckende Gewindebohrungen 18 eingelassen sind. Um ein Beobachten der Vorgänge im Innern der Kammer 3 zu erleichtern, ist das untere Gehäuseteil aus durchsichtigem Material, z. B. Plexiglas (Polymethylmethacrylat, PMMA), hergestellt.

[0034] Das mittlere Gehäuseteil 13 ist ebenfalls im wesentlichen rotationssymmetrisch um die Symmetrieachse des Bioreaktors und verfügt über eine im wesentlichen zylindrische Wand 19, an die sich ein Deckelabschnitt 20 anschließt, sowie über einen Flansch 21 auf der dem Deckelabschnitt 20 abgewandten Seite der Wand 19. Der Flansch 21 ist im wesentlichen ringförmig mit einer der Flanschfläche 17 zugewandten Flanschfläche 22, die sich radial erstreckt. Im Flansch 21 sind zudem Durchgangsbohrungen 23 vorgesehen, denen jeweils fluchtend eine der Gewindebohrungen 18 zugeordnet ist. Die Durchgangsbohrungen 23 und Gewindebohrungen 18 sind gleichmäßig am Umfang verteilt, wobei die bevorzugte Ausführungsform über neun Gewindebohrungen 18 mit zugehörigen Durchgangsbohrungen 23 verfügt.

[0035] Zwischen den beiden Flanschflächen 17 und 22 befindet sich die Membran 5. Durch die Membran 5 werden die beiden Kammern 3 und 4 voneinander getrennt. Die Membran besteht aus hochelastischem Silikon, das in der Art eines Trommelfells zwischen die Flanschflächen 17 und 22 gespannt ist. Die Membran weist eine Dicke von ca. 0,5 mm auf, und kann dabei so ausgebildet sein, daß im montierten Zustand ihr Außendurchmesser im wesentlichen dem Außendurchmesser des unteren und des mittleren Gehäuseteils entspricht. Dann muß die Membran mit Öffnungen im Bereich der Durchgangsbohrungen 23 versehen sein. Um die Membran 5 fest zwischen den Flanschflächen 17 und 22

einzuspannen, werden durch die Durchgangsbohrungen 23 Schrauben 24 aus rostfreiem Stahl in die Gewindebohrungen 18 eingeschraubt, die sich auch durch die Öffnungen der Membran hindurch erstrecken. Durch die Schrauben 24 werden die Flanschflächen 22 und 17 gegeneinander gedrückt, um dadurch die Membran fest einzuspannen und eine optimale Dichtheit zu erzielen.

5 [0036] Während des Betriebs des Bioreaktors schwingt die Membran in Axialrichtung. Um die Belastung der Membran am Übergang von der Flanschfläche 17 und 22 zu den zugeordneten Wänden 16 und 19 zu verringern, sind dort jeweils umlaufende Phasen 25 und 26 vorgesehen.

[0037] Der Fluidkammerabschnitt 6 wird somit nach unten durch die Membran 5 und nach oben durch den Deckelabschnitt 20 begrenzt. Um die Reaktionen in dem Fluidkammerabschnitt 6 visuell überwachen zu können, besteht das  
10 mittlere Gehäuseeteil wie auch das untere Gehäuseeteil aus durchsichtigem Material, z. B. Plexiglas.

[0038] An das mittlere Gehäuseeteil 13 schließt sich das obere Gehäuseeteil 14 an. Dieses ist im wesentlichen glockenförmig und über eine Flanschverbindung mit dem mittleren Gehäuseeteil verbunden. Für diese Flanschverbindung verfügt das mittlere Gehäuseeteil 13 in seinem Deckelabschnitt über sechs Gewindebohrungen 27, die sich in Axialrichtung erstrecken und gleichmäßig am Umfang verteilt sind. Die Gewindebohrungen 27 sind dabei in einer radial verlaufenden Flanschfläche 28 angeordnet, die eine umlaufende Nut 29 zur Aufnahme eines Dichtelements aufweist. Ein  
15 solches Dichtelement kann z. B. ein O-Ring sein. Die Nut 29 ist gegenüber den Gewindebohrungen 27 radial nach innen versetzt.

[0039] Das obere Gehäuseeteil 14 verfügt über einen Flanschring 30 mit Durchgangsbohrungen 31 und einer der Flanschfläche 28 zugewandten Flanschfläche 32. Das obere Gehäuseeteil 14 steht mit seiner Flanschfläche 32 auf der  
20 Flanschfläche 28 auf und ist über Schrauben 33 aus rostfreiem Stahl, die durch die Durchgangsbohrungen 31 gesteckt und in die Gewindebohrungen 27 jeweils eingeschraubt werden, mit dem mittleren Gehäuseeteil 13 fest verbunden. Das Dichtelement wird dabei von der Flanschfläche 32 in die Nut 29 gedrückt und dichtet den Ventilperfusionskammerabschnitt 7 zur Umgebung hin ab. Der Anschluß 11 ist in der Spitze des oberen Gehäuseteils 14 angeordnet. Analog der beiden anderen Gehäuseteile 12 und 13 besteht das obere Gehäuseeteil 14 aus durchsichtigem Material z. B. Plexiglas.

25 [0040] Wie bereits eingangs erwähnt, sind der Fluidkammerabschnitt 6 und der Ventilperfusionskammerabschnitt 7 über einen Durchgang 8 miteinander verbunden. Dieser Durchgang 8 wird durch eine Durchgangsbohrung 34 im Deckelabschnitt 20 des mittleren Gehäuseteils 13 gebildet. In diese Durchgangsbohrung 34, die sich axial erstreckt, ist ein Rohr 35 eingeschoben, das sich über den Deckelabschnitt 20 hinaus erstreckt. Auf den Rohrabschnitt des Rohrs 35, der sich über den Deckelabschnitt 20 des mittleren Gehäuseteils 13 hinaus erstreckt, ist ein Rohr 36 aufgesteckt.  
30 Dieses Rohr ist abnehmbar. Am Außendurchmesser des Rohrs ist eine ringförmige Stufe 37 vorgesehen. Durch die Gestaltung des Rohrs 36 und der Stufe 37 ist es möglich, Ventile auf das Rohr 36 aufzustecken. Auch ist es möglich, in das Rohr 36 Ventile oder Filter einzustecken, da das Rohr 35 einen kleineren Innendurchmesser als das Rohr 36 aufweist oder dadurch die Stirnseite des Rohrs 35 eine Anlagefläche für einen Filter oder dergleichen bilden kann. Für die erfindungsgemäße Herstellung von homologen Herzklappen ist das Ventil ein nicht näher dargestelltes 2-segeliges oder 3-segeliges Klappenventil, das dem oben beschriebenen Träger, bzw. der Matrix entspricht, und als Rückschlagventil arbeitet, um einen Fluidstrom nur von dem Fluidkammerabschnitt zu dem Ventilperfusionskammerabschnitt zu ermöglichen. Das Klappenkonstrukt des Klappenventils ist auf einen Ring eingenaht. Zum Befestigen des Klappenventils am Rohr 36 wird der Ring auf das Rohr 36 gesteckt und durch Reibschluß gehalten. Sowohl das Rohr 36 als auch der Ring bestehen bevorzugt aus Silikon, die Verwendung anderer Materialien ist jedoch nicht ausgeschlossen.

40 [0041] An der Unterseite des Deckelabschnitts ist eine ringförmige Vertiefung 38 vorgesehen, die konzentrisch zum Rohr 35 verläuft und in die das Rohr 35 mündet. Diese Vertiefung 38 kann z. B. als Aufnahme für Filtermaterialien oder dergleichen dienen.

[0042] Im weiteren wird eine Bioreaktorordnung mit dem oben beschriebenen Bioreaktor 1 beschrieben. Zum Betreiben des Bioreaktors ist eine Respiratorpumpe 39 vorgesehen, die über einen Schlauch 40 und den Anschluß 9  
45 mit der Kammer 3 verbunden ist. Die Respiratorpumpe erzeugt einstellbare Druckimpulse, durch die der Druck der Kammer periodisch erhöht werden kann. Die Respiratorpumpe ist eine gesteuerte Zweiphasen-Respiratorpumpe, die als Luftpumpe funktioniert. Mit der Pumpe kann das Pumpvolumen und die Pumpfrequenz eingestellt werden, wobei der Fluß in einem Bereich von 50 ml pro Minute bis 5000 ml pro Minute liegt, und der Systemdruck zwischen 20 und 240 mmHg variieren kann.

50 [0043] Ein Reservoir 41 ist über Schläuche 42 und 43 jeweils mit den Anschlüssen 11 und 10 verbunden. Durch die Schläuche 42 und 43 und das Reservoir 41 entsteht ein Kreislauf, wobei Fluid aus den Ventilperfusionskammerabschnitt 7 über den Anschluß 11, den Schlauch 42 in das Reservoir 41 und von dort aus über den Schlauch 43 und den Anschluß 10 in den Fluidkammerabschnitt 6 gefördert werden kann. Die Schläuche 42 und 43 sind bevorzugt Silikon-schläuche.

55 [0044] In einer weiteren Ausführungsform wird das Schlauchsystem 42, welches der Perfusionskammer 1 nachgeschaltet ist, und durch welches das Nährmedium zum Reservoir 41 zurückfließt, über Y-Konnektoren 45 auf 2, 4, oder mehr parallelgeschaltete Schlauchkreisläufe 46 erweitert. Um einen gerichteten pulsartigen Fluidstrom durch dieses System zu ermöglichen, wird in den Ventilperfusionskammerabschnitt 7 ein synthetisches Rückschlagventil 47

installiert. In jedes der parallelgeschalteten Schlauchkreislaussysteme kann ein mit Zellen besiedeltes röhrenförmiges Polymer als Träger/ Matrix 48 eingebracht werden (siehe Abb. 4). Hierbei wird der besiedelte gefäßförmige Träger/ die Matrix 48 unter sterilen Bedingungen, z.B. mittels einer Naht 49 oder einer anderen Verbindungseinrichtung an dem proximalen Schlauchende 50 so angeschlossen, dass das Nährmedium durch das Lumen des Schlauchendes 50 in den gefäßförmigen besiedelten Träger/die Matrix 48 strömt und diesen/ diese pulsatil durchströmt. Umgeben wird der an das Schlauchsystem 42/46 angeschlossene Träger/ die Matrix 48 von einem weiteren Schlauch 51, der in seinen Dimensionen (Innerer Durchmesser) so gewählt ist, dass er jeweils über die Schlauchenden 50 gestülpt werden kann und eine dichte Umschließung bildet. In diesem Schlauchsystem werden die besiedelten Träger/ Matrices 48, welche verschiedene Durchmesser aufweisen können, verschiedenen pulsatilen Flüssen und systemischen Drücken ausgesetzt. Sowohl des Schlauchkreislaussystem 46 als auch der weitere Schlauch 51 bestehen ebenfalls bevorzugt aus Silikon. Ersatzweise können sterilisierte Schlauchmaterialien mit gleichwertiger Flexibilität und Haltbarkeit verwendet werden.

[0045] Der Bioreaktor 1 und das Reservoir 41 mit den Schläuchen 42 und 43 befinden sich in einem standardisierten Inkubator 44, in dem bevorzugt Bedingungen von 37°C und 5% CO<sub>2</sub> gegeben sind.

[0046] Nachfolgend wird die Wirkungs- und Funktionsweise des Bioreaktors näher erläutert:

[0047] Über die Respiratorpumpe 39 werden Druckimpulse in die Kammer 3 geleitet. Aufgrund dieser Druckimpulse dehnt sich die Membran 5 aus, wobei sie sich in der Darstellung in Abb. 2 mit jedem Druckimpuls nach oben wölbt und dabei auch zu einem Druckanstieg in dem Fluidkammerabschnitt 6 der Flußkammer 4 führt. Dieser Druckanstieg wird in den Durchgang 8 weitergeleitet und öffnet dadurch das nicht näher dargestellte Klappenventil am (Silikon-)Rohr 36. Auf diese Weise wird das im Fluidkammerabschnitt 6 vorhandene Fluid in den Ventilperfusionskammerabschnitt 7 gefördert. Aus den Ventilperfusionskammerabschnitt 7 wird Fluid dann in Pulswellen über den Anschluß 11 und den Schlauch 42 unmittelbar oder über das Schlauchkreislaussystem 46 in das Reservoir 41 gefördert. Von dort aus kann es über den Schlauch 43 in den Fluidkammerabschnitt 6 zurückgeführt werden. Bei abfallendem Druck in der Kammer 3 wird die Membran 5 wieder aufgrund ihrer Eigenspannung in ihre Ausgangsstellung rücküberführt, in welcher sie sich im wesentlichen radial erstreckt. Durch den Druckabfall erfolgt auch in dem Fluidkammerabschnitt 6 ein Druckabfall, der wiederum zu einem Schließen des als Klappenventils ausgebildeten Ventils führt. Der Druckabfall pflanzt sich bis zum Schlauchkreislaussystem 46 fort.

[0048] Durch den pulsierenden Druckanstieg in der Kammer bzw. im Schlauchkreislaussystem kann somit ein Kreislauf erzeugt werden, der im wesentlichen die physiologischen Flußbedingungen im Herzen simuliert. Mit dem neuartigen Bioreaktor wird eine hohe Dichtigkeit des Fluidkammerabschnitts 6 und des Ventilperfusionskammerabschnitts 7 erreicht. Aufgrund des dadurch möglichen Schutzes vor Infektionen können lange Kultivierzeiten ermöglicht werden. Durch den Antrieb mit Luft über die Kammer 3, die durch die Membran 5 hermetisch von der Fluidkammer 6 getrennt ist, lassen sich die Probleme von Hitzeentwicklungen innerhalb des Inkubators 44 vermeiden, da der eigentliche Pumpmotor (Respiratorpumpe) sich außerhalb des Zellinkubators befindet.

[0049] Da der gesamte Bioreaktor transparent ist, kann man die Klappenkonstruktion permanent einsehen und das Öffnen und Schließen der Klappen kontrollieren. Weiterhin kann man an der Färbung der Nährflüssigkeit pH-Veränderungen erkennen. Das Reservoir mit dem Fluid kann durch sterile Konnektoren an die Schläuche angeschlossen werden. Dadurch läßt sich ein sicherer Fluidwechsel ermöglichen.

[0050] Aufgrund der einfachen Konstruktion des Bioreaktors kann ein Austausch der Ventile bzw. der Herzklappen auf einfache Weise durchgeführt werden. Dazu müssen nur die Schrauben 33 gelöst und das obere Gehäuseteil 14 abgenommen werden. Das Ventil bzw. die Herzklappe kann dann ausgetauscht werden und anschließend kann das obere Gehäuseteil 14 durch die Schrauben 33 wieder am mittleren Gehäuseteil befestigt werden.

[0051] Ebenso können Gefäßprothesen leicht aus dem Schlauchkreislaussystem 46 entnommen werden. Dazu wird bei abgeschalteter Pumpe 39 der äußere Schlauch 51 entfernt, die proximale Anastomose (Naht) 49 steril aufgetrennt und die Gefäßprothese steril entnommen.

[0052] In einer Ausführungsform der Erfindung werden Flußraten zwischen 50 ml/min und 5000 ml/min, bevorzugt 50 ml/min bis 2000 ml/min verwendet. Die Angaben beziehen sich auf den Fluß durch die Klappenprothese bzw. Gefäßprothese. Als anfängliche Flußrate haben sich minimale Flußraten von 50 bis 100 ml/min als geeignet erwiesen. Diese Flußraten werden z.B. mit einer Pulsfrequenz von 5 bis 20 Pulsen pro Minute, bevorzugt 5 - 10 Pulsen/min, durch die Prothese geschickt. Die Flußrate wird anschließend kontinuierlich oder diskontinuierlich auf bis zu 5000 ml/min gestelgert. Gleichzeitig wird die Pulsfrequenz auf bis zu 180 Pulse/min angehoben. Bei den angegebenen Daten handelt es sich um die Grenzwerte, die normalerweise nicht überschritten werden.

[0053] In bevorzugten Ausführungsformen wird die Flußrate bis auf 2000 ml/min gesteigert, während die Pulsfrequenz auf 60 bis 100, bevorzugt 80 Pulse/min angehoben wird. Die Belastung der sich stabilisierenden Herzklappe bzw. der Gefäßprothese wird damit nahezu physiologischen Verhältnissen angepaßt. Es hat sich als günstig, aber nicht notwendig erwiesen, die Flußrate und die Pulsfrequenz jeweils nach ca. 24 bis 48 Stunden zu stelgern. So kann beispielsweise, ausgehend von einer Flußrate von 50 bis 100 ml/min und einer Pulsrate von 5 bis 10 Pulsen/min am Tag 1 des Aufenthaltes in der pulsatilen Flußkammer bzw. des Schlauchkreislauystems 46, am Tag 3 eine Erhöhung auf

300 ml/min bei 20 bis 25 Pulsen/min, am Tag 5 auf 700 ml/min und 35 bis 45 Pulsen/min, am Tag 7 auf 1000 ml/min und 50 bis 60 Pulsen/min, am Tag 9 auf 1300 ml/min und 70 bis 80 Pulsen/min, am Tag 11 auf 1500 ml/min und ca. 100 Pulsen/min, am Tag 13 auf 1750 ml/min und ca. 120 Pulsen/min und am Tag 15 auf 2000 ml/min und 140 Pulsen/min vorgesehen werden. Je nach zur Verfügung stehender Zeit, Größe der Klappe, bzw. Durchmesser und Länge der Gefäßprothese, Größe und Alter des Patienten etc, kann jedoch eine sehr viel langsamere Steigerung der Flußraten sowie der Pulsfrequenz oder die Steigerung auf höhere Flußraten und Pulsfrequenzen sinnvoll sein. Gute Erfahrungen wurden mit folgenden Steigerungsschemata gemacht:

Zeitraum	Herzklappenprothesen					
	Flußrate ml/min		Puls/min		Systemischer Druck mmHg	
	Bereich	bevorzugt	Bereich	bevorzugt	Bereich	bevorzugt
Tag 1 und 2	30 - 100	50	5 - 20	10	10 - 30	20
Tag 3 und 4	70 - 150	100	5 - 20	10	10 - 30	20
Tag 5 und 6	200 - 400	300	15 - 35	25	20 - 40	30
Tag 7 und 8	500 - 900	700	25 - 50	35	20 - 60	40
Tag 9 und 10	800 - 1500	1000	40 - 80	60	20 - 100	60
Tag 11 und 12	1000 - 2000	1000 - 2000	50 - 120	60 - 80	20 - 120	80
Tag 13 und 14	1000 - 5000	1000 - 2000	50 - 180	60 - 80	20 - 240	120

Zeitraum	Gefäßprothesen					
	Flußrate ml/min		Puls/min		Systemischer Druck mmHg	
	Bereich	bevorzugt	Bereich	bevorzugt	Bereich	bevorzugt
Tag 1 und 2	30 - 100	50	5 - 20	10	10 - 30	20
Tag 3 und 4	70 - 150	100	5 - 20	10	10 - 30	20
Tag 5 und 6	150 - 250	200	10 - 30	20	20 - 40	30
Tag 7 und 8	200 - 400	300	20 - 40	30	20 - 60	40
Tag 9 und 10	300 - 500	400	30 - 50	40	20 - 100	60
Tag 11 und 12	400 - 600	500	35 - 120	50 - 60	20 - 120	80
Tag 13 und 14	800 - 1500	1000	40 - 180	60 - 80	20 - 240	120

[0054] In einer Ausführungsform der Erfindung wird der in der pulsartigen Flußkammer herrschende systemischen Druck auf 10 bis 240 mmHg eingestellt. Bevorzugt ist ein systemischer Druck von 60 bis 140, besonders bevorzugt von 80 bis 120 mmHg.

[0055] Die mittels des erfindungsgemäßen Verfahrens hergestellten homologen bzw. autologen Herzklappen und Gefäßprothesen weisen gegenüber den herkömmlichen mechanischen und biologischen Herzklappen und Gefäßprothesen wesentliche Vorteile auf. So bestehen sie in ihrer, bevorzugten Ausführungsform aus autologem Gewebe, d.h. aus Gewebe des zur Operation anstehenden Patienten, und vermeiden dadurch jede Fremdkörperreaktion des Implantatempfängers. Die Infektionsgefahr bei Empfängern autologer Herzklappen unterscheidet sich nicht von der eines gesunden Herzens. Eine Antikoagulationstherapie ist nicht erforderlich; damit entfällt die Gefahr hämorrhagischer Komplikationen. Der bei weitem überzeugendste Vorteil der erfindungsgemäßen Herzklappen und der Gefäßprothesen ist



jedoch die Tatsache, daß sie lebendes Gewebe darstellen und daher nach Implantation bei Wachstum des Empfängers mitwachsen. Dieser Vorteil ist insbesondere bei Herzklappen für kindliche Empfänger von großer Bedeutung. Das macht die erfindungsgemäße Herzklappe zur Klappe der Wahl bei Kindern und jugendlichen Patienten, deren Herz sich entwicklungsbedingt noch vergrößert. Die lebende Herzklappe wächst entsprechend mit, so daß auch bei Veränderungen des Herzens keine Dysproportionen (z. B. Verengungen) zwischen Klappe und Herz auftreten.

[0056] Die erfindungsgemäßen Herzklappen und Gefäßprothesen enthalten eine bindegewebige innere Struktur, die neben Fibroblasten und Myofibroblasten im wesentlichen Bestandteile einer normalen extrazellulären Matrix, nämlich Kollagen, Elastin und Glycosaminoglykane enthält. Im Gegensatz zu früheren Versuchen, durch „Tissue Engineering“, z.B. Herzklappengewebe herzustellen, weisen die erfindungsgemäßen Klappen einen der nativen Klappe bzw. dem nativen Klappensegel entsprechenden Anteil an Kollagen (43 - 55 %), Elastin (11 - 13 %) und Glycosaminoglycan auf.

[0057] Es konnte gezeigt werden, daß die erfindungsgemäßen Herzklappen Flußraten von mehr als 3000 ml/min, entsprechend den in einem erwachsenen Humanherzen herrschenden Flußverhältnissen, standhalten. Somit kann erfindungsgemäß erstmals eine autologe Herzklappe zur Verfügung gestellt werden, die bedingungslos zur Implantation in kindliche wie auch erwachsene Patienten geeignet ist.

#### Beispiel 1: Herstellung von Trägern

[0058] Zum Herstellen des herzkappenförmigen Trägers wird ein nicht-gewebtes Polyglycolsäurepolymer (Fiberdurchmesser: 12 - 15 µm, Polymerdichte: 70 mg/ml, Albany International Research, Mansfield MA, USA.) verwendet. Das Polymer wird in der Art zugeschnitten, daß es eine Röhre mit 19 mm Durchmesser bildet. In diesen Conduit werden 3 dreieckige Segel eingenäht. Dieser Träger kann zum Herstellen von 3-segeligen Klappen, d. h. Pulmonal- Aorten- und Tricuspidalklappen verwendet werden. Für Mitralklappen werden 2 Segel eingenäht.

[0059] Zum Herstellen eines gefäßförmigen Trägers (innerer Durchmesser z.B. 0,5 cm) wird ein Mischpolymer aus PGA 90% und P4HB 10 % verwendet. Das Polymer wird um einen Zylinder (Durchmesser 0,5 cm) gewickelt und mit einer Überlappungszone von ca. 0,1 cm unter Applikation von Hitze (60-70°C) verschweisst. Durch die Wahl verschiedenen dicker Zylinder können gefäßförmige Träger mit verschiedenen Innendurchmessern auf diese Weise hergestellt werden.

#### Beispiel 2: Herstellung einer dreisegeligen Herzklappenprothese

[0060] Ein dreisegeliger Träger wird sterilisiert und in Medium (DMEM, GIBCO BRL-Life Technologies) für 24 Stunden eingelegt, um die Polymeroberfläche einzuweichen. Daraufhin wird der klappenförmige Träger pro Quadratzentimeter Oberfläche mit 4 Mio. Fibroblasten alle 90 Minuten insgesamt 6 mal besiedelt. Weiterhin wird der besiedelte Träger für 2 Wochen inkubiert (5 % CO<sub>2</sub>, 37 ° C, 95 % Luftfeuchtigkeit). Das Medium wird alle 4 Tage unter sterilen Bedingungen gewechselt. Anschließend werden Endothelzellen auf den besiedelten klappenförmigen Träger eingebracht (3 - 4 Mio. Endothelzellen pro Quadratzentimeter Oberfläche, 6 Besiedlungen alle 90 Minuten). Nach weiteren 2 Wochen wird das entstandene Gewebe in die Flußkammer der Bioreaktors unter sterilen Kautelen eingebracht und hier mittels des Silikonringes in Durchflußposition installiert. Anschließend wird der Bioreaktor mit Medium gefüllt und in den Zellinkubator gestellt. Nachdem über den Druckluftschlauch die Konnektion zur außerhalb des Inkubators stehenden Pumpe hergestellt wurde, wird mit minimalen pulsartigen Flüssen begonnen (50 ml/min). In 2 Tages-Schritten wird die Flußrate und Pulsrate gesteigert auf 100 ml/min (Puls 10), 300 ml (Puls 25), 700 ml (Puls 35), 1000 ml (Puls 60) für insgesamt weiter 4 Tage. Anschließend (nach 14 Tagen) wird das nun gebildete Gewebe unter sterilen Bedingungen entnommen und zur biochemischen, histologischen und mechanischen Analyse asserviert.

#### Beispiel 3: Herstellung einer Gefäßprothese

[0061] Für die Herstellung eines kleinkalibrigen Gefäßes (z.B. als Ersatz für die Halsschlagader) mit einem Innendurchmesser von 0,5 cm werden 4 gefäßförmige Träger (Länge 4 cm, Innendurchmesser 0,5 cm) sterilisiert und für 24 h in Standard Medium (DMEM, Gibco BRL-Life Technologies) eingelegt, um die Polymeroberfläche einzuweichen. Daraufhin wird jeder gefäßförmige Träger pro Quadratzentimeter Oberfläche mit 4 - 5 Mio. Myofibroblasten (Fibroblasten und Myoblasten) alle 90 Minuten insgesamt 6 mal besiedelt. Dann werden die besiedelten Träger für 2 Wochen in einem Standard Zell-Inkubator inkubiert. Das Nährmedium wird alle 4 Tage unter sterilen Bedingungen gewechselt. Anschließend werden Endothelzellen auf die Innenseiten der besiedelten gefäßförmigen Träger eingebracht (4 Mio. Endothelzellen pro Quadratzentimeter Oberfläche, 6 Besiedlungen alle 90 Minuten). Nach weiteren 4 - 5 Tagen werden die entstandenen röhrenförmigen Gewebe unter sterilen Kautelen in das Schlauchsystem des Bioreaktors eingebracht und in Durchflußposition installiert. In 48-Stunden Schritten werden die Flussrate und die Pulsrate gesteigert von initial 50 ml/min, Puls 10 auf 100 ml/min Puls 60 (100 ml/ Puls 10; 200 ml/ Puls 20; 300 ml/ Puls 30; 400 ml/ Puls 40; 500 ml/

Puls 50; 1000 ml/ Puls 60). Anschliessend wird nach insgesamt 14 Tagen das neu gebildete Gewebe entnommen und zur biochemischen, feingeweblichen und mechanischen Untersuchung asserviert.

# Patentansprüche

5

1. In vitro-Verfahren zum Herstellen einer homologen Herzklappen- oder Gefäßprothese, umfassend die folgenden Schritte:

10

- Bereitstellen eines biologisch abbaubaren Trägers,
- Besiedeln des Trägers mit homologen Fibroblasten und/oder Myofibroblasten zur Ausbildung einer bindegewebigen Matrix,
- Besiedeln des Trägers/der Matrix mit Endothelzellen
- Einbringen des Trägers/der Matrix in eine pulsatile Flußkammer, in der er/sie steigenden Flußraten und/ oder Druck ausgesetzt werden kann, und
- kontinuierliches oder diskontinuierliches Erhöhen der Flußrate und/ oder des Drucks.

15

2. Verfahren nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß der biologisch abbaubare Träger eine biologisch abbaubare Polymermatrix oder eine azelluläre biologische Matrix ist.

20

3. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 oder 2, dadurch gekennzeichnet, daß der Träger eine Polyglycolsäure (PGA), Polymilchsäure (PLA), Polyhydroxyalkanoat (PHA), Poly-4-Hydroxybutyrat (P4HB) oder eine Mischung aus zwei oder mehreren dieser Polymere umfaßt.

25

4. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 3, dadurch gekennzeichnet, daß der biologisch abbaubare Träger in Form einer Herzklappe vorgebildet ist.

5. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 3, dadurch gekennzeichnet, dass der biologische abbaubare Träger in Form eines Blutgefäßes vorgebildet ist.

30

6. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 4, dadurch gekennzeichnet, daß der Träger eine Polymerdichte von 40 bis 120 mg/cm<sup>3</sup>, bevorzugt 50 bis 80 mg/cm<sup>3</sup> aufweist.

35

7. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 6, dadurch gekennzeichnet, daß der Träger ein poröses Polymer mit einer Porengröße von 80 bis 240 µm ist.

40

8. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 7, dadurch gekennzeichnet, daß die Fasern des Trägers einen Durchmesser von 6 bis 20 µm, bevorzugt 10 bis 18 µm aufweisen.

45

9. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 oder 2, dadurch gekennzeichnet, daß der Träger ein Bindegewebsgerüst einer Tier-Herzklappe ist.

10. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 oder 2, dadurch gekennzeichnet, dass der Träger ein Bindegewebsgerüst eines Tier-Gefäßes ist.

50

11. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 10, dadurch gekennzeichnet, daß der Schritt des Besiedelns mit Fibroblasten und/oder Myofibroblasten 3 bis 14 mal, bevorzugt 5 bis 10 mal wiederholt wird.

12. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 11, dadurch gekennzeichnet, daß pro Quadratzentimeter Träger/Matrix und Besiedelungsschritt ca. 10<sup>5</sup> bis 5 x 10<sup>8</sup>, bevorzugt 4-5 x 10<sup>6</sup> Fibroblasten und/oder Myofibroblasten eingesetzt werden.

55

13. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 12, dadurch gekennzeichnet, daß der Schritt des Besiedelns mit Endothelzellen 3 bis 14 mal, bevorzugt 5 bis 10 mal wiederholt wird.

14. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 11, dadurch gekennzeichnet, daß pro Quadratzentimeter Träger/Matrix und Besiedelungsschritt ca. 10<sup>5</sup> bis 5 x 10<sup>8</sup>, bevorzugt 4-5 x 10<sup>6</sup> Endothelzellen eingesetzt werden.

15. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 14, dadurch gekennzeichnet, daß die Fibroblasten und/oder Myofibro-



blasten und/oder Endothelzellen humane Zellen sind.

16. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 15, dadurch gekennzeichnet, daß die Fibroblasten und/oder Myofibroblasten und/oder Endothelzellen autologe Zellen sind.
17. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 16, dadurch gekennzeichnet, daß in der pulsatischen Flußkammer Flußraten von 50 ml/min bis 5000 ml/min, bevorzugt 50 bis 2000 ml/min eingestellt werden.
18. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 17, dadurch gekennzeichnet, daß die Flußrate über einen Zeitraum von 1 Woche bis 12 Wochen gesteigert wird.
19. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 18, dadurch gekennzeichnet, daß die anfängliche Flußrate 50 bis 100 ml/min beträgt.
20. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 19, dadurch gekennzeichnet, daß die anfängliche Pulsfrequenz 5 bis 10 Pulse/min beträgt.
21. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 19, dadurch gekennzeichnet, daß die Flußrate bis auf max. 5000 ml/min für Gefäßprothesen und für Herzklappenprothesen gesteigert wird.
22. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 20, dadurch gekennzeichnet, daß die Pulsfrequenz bis auf max. 180 Pulse/min für Gefäßprothesen und für Herzklappenprothesen gesteigert wird.
23. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 17, dadurch gekennzeichnet, daß in der pulsatischen Flußkammer systemische Drücke von 10 bis 240 mmHg eingestellt werden.
24. Homologe Herzklappe, herstellbar mit dem Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 23.
25. Homologe Herzklappe mit einem bindegewebigen inneren Kern, der von einer Endothelzellschicht umgeben ist, dadurch gekennzeichnet, daß in dem bindegewebigen Kern eine Kollagendichte von 43 bis 55 %, bezogen auf die Matrix, gegeben ist.
26. Homologe Herzklappe nach Anspruch 22, dadurch gekennzeichnet, daß sie den Strömungsbedingungen im menschlichen Herzen standhält.
27. Homologes Gefäß, herstellbar mit dem Verfahren nach einer der Ansprüche 1 bis 23.

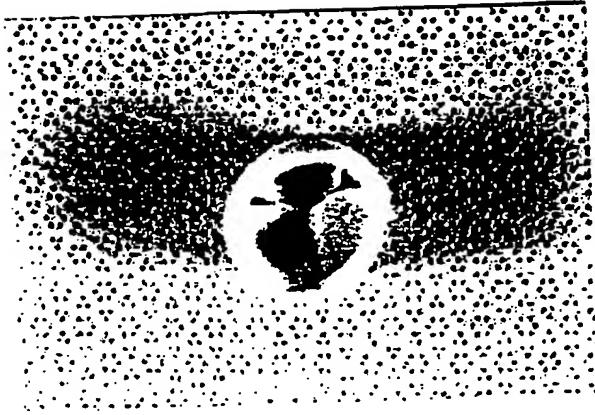


Abb. 1 a



Abb. 1 b

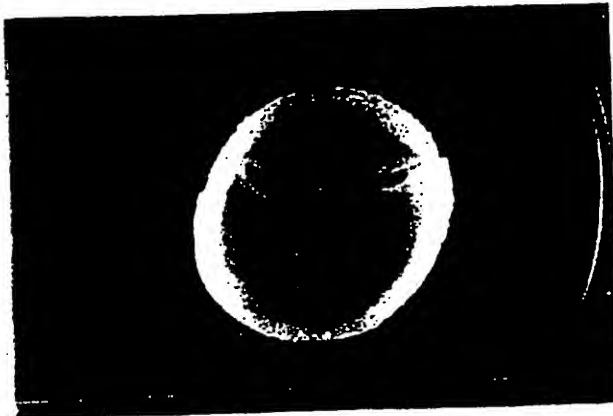


Abb. 1 c

BEST AVAILABLE COPY

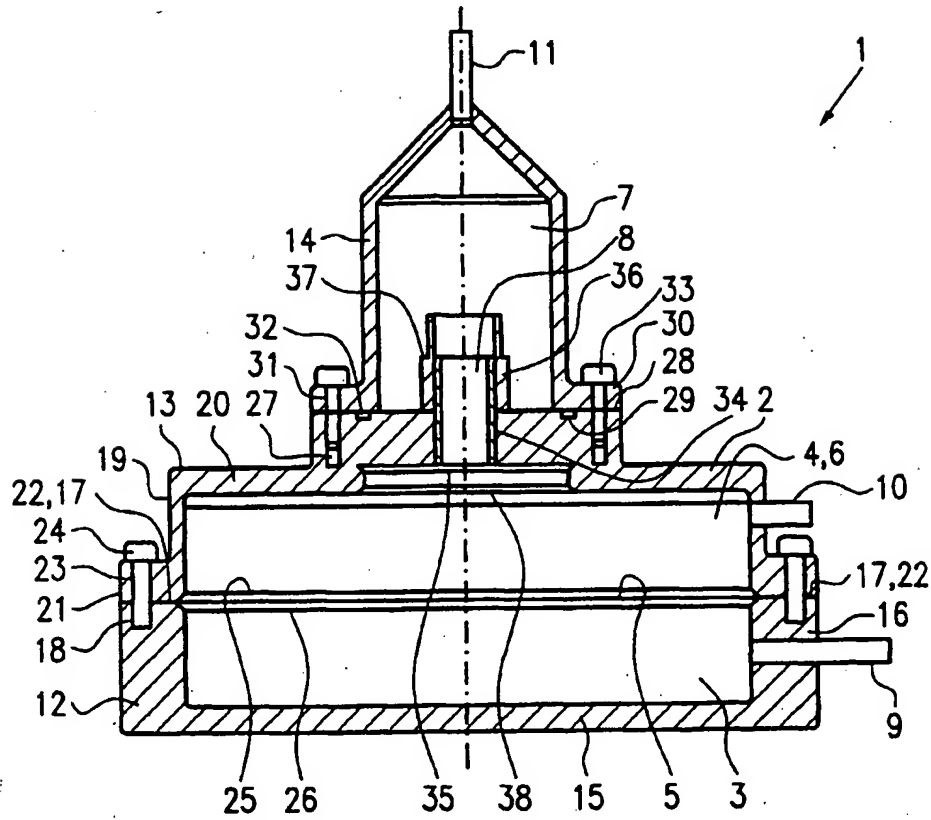


Abb. 2

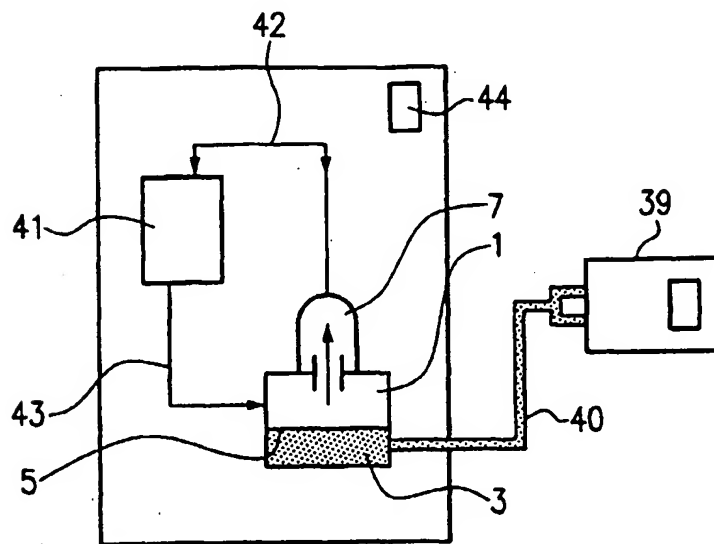
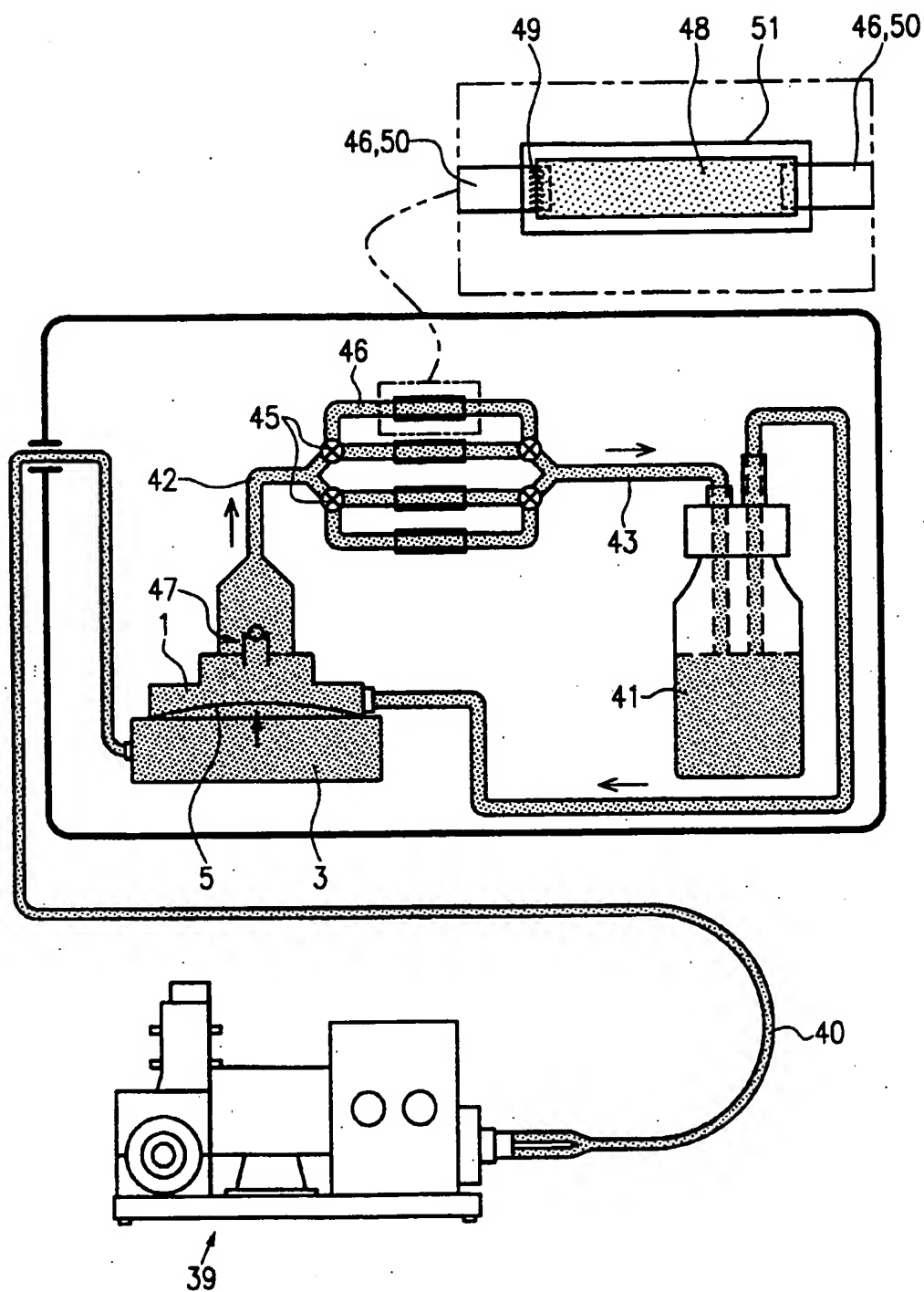
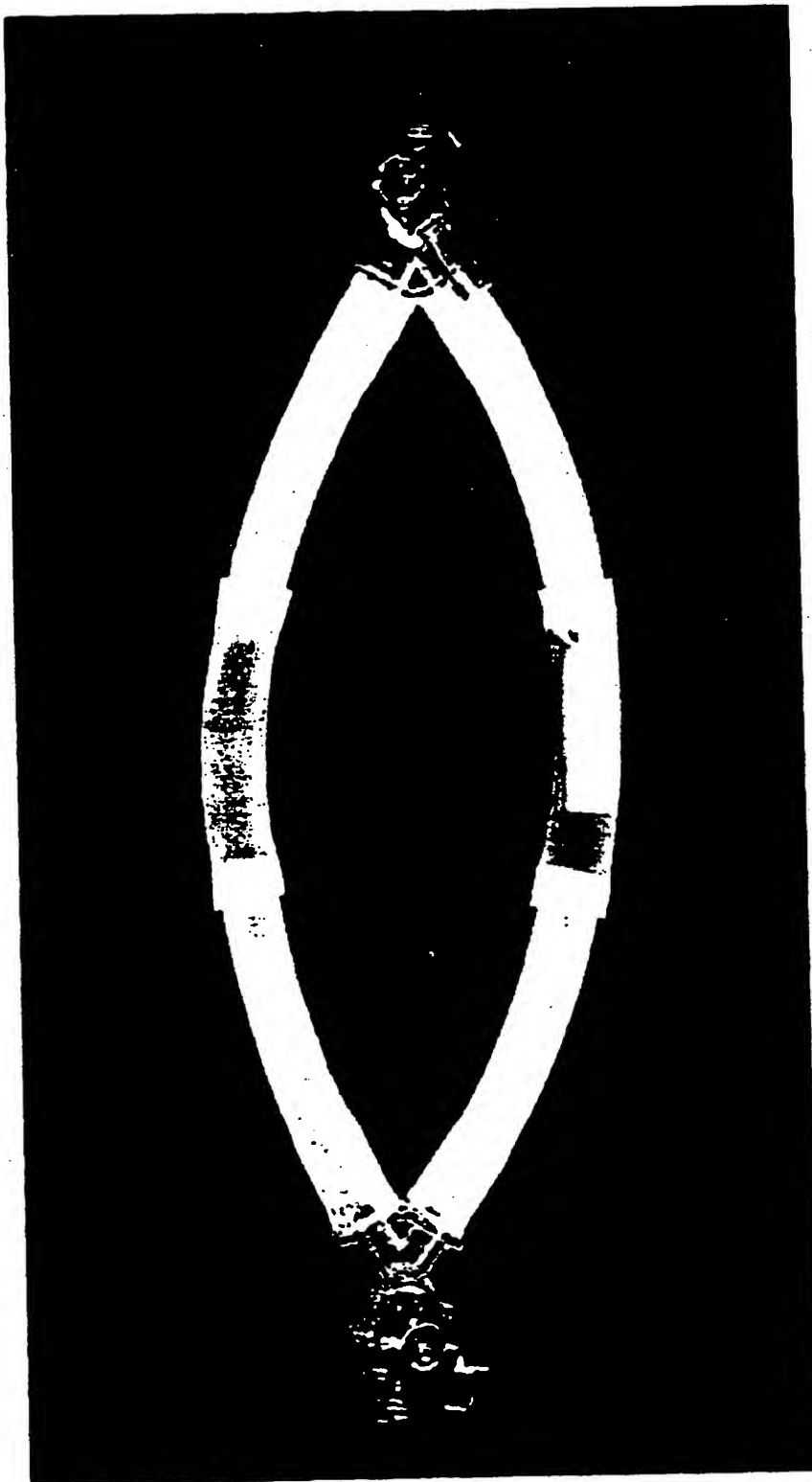


Abb. 3



BEST AVAILABLE COPY

Abb.4



BEST AVAILABLE COPY

Abb. 5

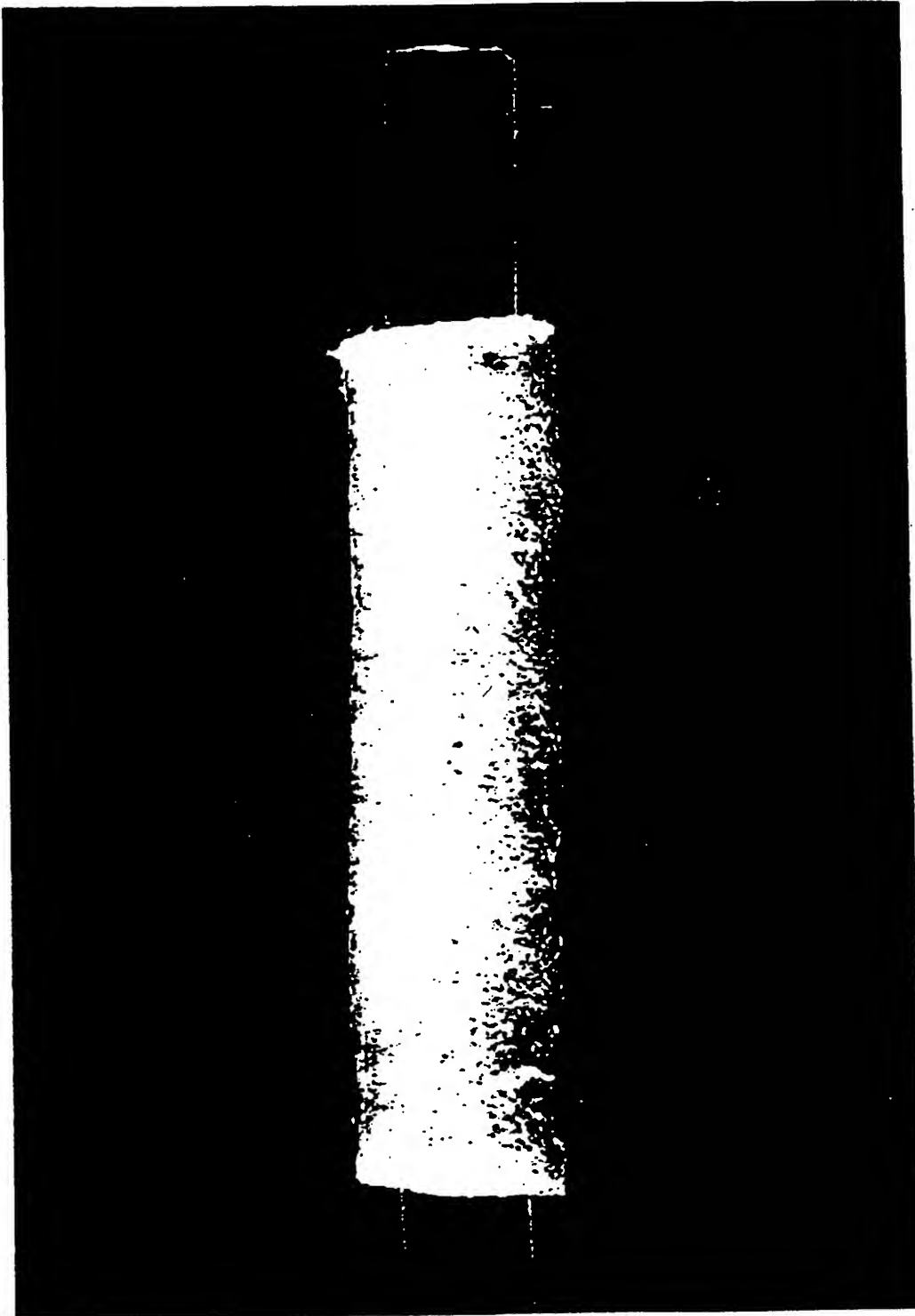


Abb. 6

BEST AVAILABLE COPY

BEST AVAILABLE COPY



Abb. 7